

受領書

平成17年 9月 7日

特許庁長官

識別番号 100100549

氏名(名称) 川口 嘉之 様

提出日 平成17年 9月 7日

以下の書類を受領しました。

項番	書類名	整理番号	受付番号	出願番号通知(事件の表示)
----	-----	------	------	---------------

1	国際出願	FP162-C5151	50501645364	PCT/JP2005/ 16449
---	------	-------------	-------------	-------------------

以上

Best Available Copy

TransmissionReceipt.txt

受付番号	50501645364
受付日	20050907
受付時間	180152
送信先国名	JP
ダイジェスト	6b4fca7a34fe7ffce6f973a263da5d2e003d9988
エラー情報	
エラーコード	0000
エラー内容	
書類分類	P1AP101
申請人氏名	
申請人コード	
整理番号	FP162-C5151

特許協力条約に基づく国際出願願書

紙面による写し(注意 電子データが原本となります)

0	受理官庁記入欄	
0-1	国際出願番号	
0-2	国際出願日	
0-3	(受付印)	
0-4	様式 PCT/RO/101 この特許協力条約に基づく国際出願願書は、	
0-4-1	右記によって作成された。	JPO-PAS 0324
0-5	申立て 出願人は、この国際出願が特許協力条約に従って処理されることを請求する。	
0-6	出願人によって指定された受理官庁	日本国特許庁 (RO/JP)
0-7	出願人又は代理人の書類記号	FP162-C5151
I	発明の名称	ナチュラルキラー細胞の増殖剤及び増殖方法
II	出願人	
II-1	この欄に記載した者は	出願人である (applicant only)
II-2	右の指定国についての出願人である。	米国を除く全ての指定国 (all designated States except US)
II-4ja	名称	森永乳業株式会社
II-4en	Name:	MORINAGA MILK INDUSTRY CO., LTD.
II-5ja	あて名	1088384 日本国
II-5en	Address:	東京都港区芝五丁目33番1号 1088384 Japan
II-6	国籍(国名)	日本国 JP
II-7	住所(国名)	日本国 JP
II-11	出願人登録番号	000006127

特許協力条約に基づく国際出願願書

紙面による写し(注意 電子データが原本となります)

III-1	その他の出願人又は発明者	出願人及び発明者である (applicant and inventor) 米国のみ (US only) 久原 徹哉 KUHARA, Tetsuya 2288583 日本国 神奈川県座間市東原五丁目1番83号 森永乳業株式会社 栄養科学研究所内 c/o MORINAGA MILK INDUSTRY CO., LTD., Nutritional Science Laboratory, 1-83, Higashihara 5-chome, Zama-shi, Kanagawa 2288583 Japan 日本国 JP 日本国 JP
III-1-1	この欄に記載した者は	
III-1-2	右の指定国についての出願人である。	
III-1-4ja	氏名(姓名)	
III-1-4en	Name (LAST, First):	
III-1-5ja	あて名	
III-1-5en	Address:	
III-1-6	国籍(国名)	
III-1-7	住所(国名)	
III-2	その他の出願人又は発明者	
III-2-1	この欄に記載した者は	
III-2-2	右の指定国についての出願人である。	
III-2-4ja	氏名(姓名)	
III-2-4en	Name (LAST, First):	
III-2-5ja	あて名	
III-2-5en	Address:	
III-2-6	国籍(国名)	
III-2-7	住所(国名)	

特許協力条約に基づく国際出願願書

紙面による写し(注意 電子データが原本となります)

IV-1	代理人又は共通の代表者、通知のあて名 下記の者は国際機関において右記のごとく出願人のために行動する。	代理人 (agent)
IV-1-1ja	氏名(姓名)	川口 嘉之
IV-1-1en	Name (LAST, First):	KAWAGUCHI, Yoshiyuki
IV-1-2ja	あて名	1030004 日本国 東京都中央区東日本橋3丁目4番10号 アクロポリス21ビル6階
IV-1-2en	Address:	Acropolis 21 Building 6th floor, 4-10, Higashi Nihonbashi 3-chome, Chuo-ku, Tokyo 1030004 Japan
IV-1-3	電話番号	03-3669-6571
IV-1-4	ファクシミリ番号	03-3669-6573
IV-1-5	電子メール	info@shuwa.net
IV-1-6	代理人登録番号	100100549
IV-2	その他の代理人	筆頭代理人と同じあて名を有する代理人 (additional agent(s) with the same address as first named agent)
IV-2-1ja	氏名	松倉 秀実(100090516); 遠山 勉(100089244)
IV-2-1en	Name(s)	MATSUKURA, Hidemi(100090516); TOYAMA, Tsutomu(100089244)
V	国の指定	
V-1	この願書を用いてされた国際出願は、規則4.9(a)に基づき、国際出願の時点で拘束される全てのPCT締約国を指定し、取得しうるあらゆる種類の保護を求め、及び該当する場合には広域と国内特許の両方を求める国際出願となる。	
VI-1	先の国内出願に基づく優先権主張	
VI-1-1	出願日	2004年 09月 15日 (15. 09. 2004)
VI-1-2	出願番号	2004-268041
VI-1-3	国名	日本国 JP
VI-2	優先権証明書送付の請求 上記の先の出願のうち、右記の番号のものについては、出願書類の認証謄本を作成し国際事務局へ送付することを、受理官庁に対して請求している。	VI-1
VII-1	特定された国際調査機関(ISA)	日本国特許庁 (ISA/JP)
VIII	申立て	申立て数
VIII-1	発明者の特定に関する申立て	—
VIII-2	出願し及び特許を与えられる国際出願日における出願人の資格に関する申立て	—
VIII-3	先の出願の優先権を主張する国際出願日における出願人の資格に関する申立て	—
VIII-4	発明者である旨の申立て(米国を指定国とする場合)	—
VIII-5	不利にならない開示又は新規性喪失の例外に関する申立て	—

特許協力条約に基づく国際出願願書

紙面による写し(注意 電子データが原本となります)

IX	照合欄	用紙の枚数	添付された電子データ
IX-1	願書(申立てを含む)	4	✓
IX-2	明細書	13	✓
IX-3	請求の範囲	3	✓
IX-4	要約	1	✓
IX-5	図面	0	-
IX-7	合計	21	
	添付書類	添付	添付された電子データ
IX-8	手数料計算用紙	-	✓
IX-17	PCT-SAFE 電子出願	-	-
IX-19	要約書とともに提示する図の番号		
IX-20	国際出願の使用言語名	日本語	
X-1	出願人、代理人又は代表者の記名押印	/100100549/	
X-1-1	氏名(姓名)	川口 嘉之	
X-1-2	署名者の氏名		
X-1-3	権限		

受理官庁記入欄

10-1	国際出願として提出された書類 の実際の受理の日	
10-2	図面	
10-2-1	受理された	
10-2-2	不足図面がある	
10-3	国際出願として提出された書類 を補完する書類又は図面であつ てその後期間内に提出されたも のの実際の受理の日(訂正日)	
10-4	特許協力条約第11条(2)に基づ く必要な補完の期間内の受理の日	
10-5	出願人により特定された国際調査機関	ISA/JP
10-6	調査手数料未払いにつき、国際 調査機関に調査用写しを送付していない	

国際事務局記入欄

11-1	記録原本の受理の日	
------	-----------	--

PCT手数料計算用紙(願書付属書)

紙面による写し(注意 電子データが原本となります)
 [この用紙は、国際出願の一部を構成せず、国際出願の用紙の枚数に算入しない]

0	受理官庁記入欄			
0-1	国際出願番号			
0-2	受理官庁の日付印			
0-4	様式 PCT/RO/101(付属書) このPCT手数料計算用紙は、 0-4-1 右記によって作成された。	JP0-PAS 0324		
0-9	出願人又は代理人の書類記号	FP162-C5151		
2	出願人	森永乳業株式会社		
12	所定の手数料の計算	金額/係数	小計 (JPY)	
12-1	送付手数料 T	⇒	13000	
12-2	調査手数料 S	⇒	97000	
12-3	国際出願手数料 (最初の30枚まで) i1	123200		
12-4	30枚を越える用紙の枚数	0		
12-5	用紙1枚の手数料 ∞0	0		
12-6	合計の手数料 i2	0		
12-7	i1 + i2 = i	123200		
12-12	fully electronic filing fee reduction R	-26400		
12-13	国際出願手数料の合計 (i-R) l	⇒	96800	
12-17	納付するべき手数料の合計 (T+S+I+P)	⇒	206800	
12-19	支払方法	送付手数料: 予納口座引き落としの承認 調査手数料: 予納口座引き落としの承認 国際出願手数料: 銀行口座への振込み		
12-20	予納口座 受理官庁	日本国特許庁 (R0/JP)		
12-20-1	上記手数料合計額の請求に対する承認	✓		
12-21	予納口座番号	192372		
12-22	日付	2005年 09月 07日 (07.09.2005)		
12-23	記名押印			

明 細 書

ナチュラルキラー細胞の増殖剤及び増殖方法

技術分野

- [0001] 本発明は、ナチュラルキラー細胞の増殖剤及び増殖方法、ナチュラルキラー細胞の製造方法、並びにナチュラルキラー細胞を増殖させる作用を有する物質のスクリーニング方法に関する。本発明は、医療分野及び食品分野等で有用である。

背景技術

- [0002] ナチュラルキラー細胞(NK細胞)は、種々の腫瘍細胞やウイルス感染細胞、及び主要組織適合抗原の異なる細胞に対して細胞傷害活性を有する細胞群で、主として自己、非自己を認識するレセプターによって、活性化やその抑制が調節されている。
- [0003] NK細胞は自然免疫に携わるリンパ球のひとつとして重要な機能を担っていると考えられており、特にウイルス感染においては、Tリンパ球、及びBリンパ球による獲得免疫が成立するまで初期感染における免疫応答に極めて重要な役割を果たしている。
- [0004] すなわち、Tリンパ球及びBリンパ球が正常であっても、ナチュラルキラー機能が欠損している免疫不全患者やマウスでは、特定のウイルスに非常に感染しやすくなる。また近年、NK細胞のレセプターが特定のウイルス産物を認識することが明らかとなった。
- [0005] このように、NK細胞の腫瘍免疫に係わる様々な機能から、腫瘍治療や腫瘍の発生源となると想定されているウイルス感染細胞の除去に有効利用しようとする試みが行われてきている。
- [0006] 実験動物からNK細胞を取得する方法として、脾臓、血液、骨髄等から細胞を採取して精製する方法が知られているが、いずれの組織においてもNK細胞は低い割合でしか含まれていないため、実験に必要なNK細胞を確保するためには熟練した技術と相応の設備が必要である。
- [0007] NK細胞の調製又は増殖方法については、インターロイキン-2を大量に添加した培養液で末梢血単核球細胞を培養すると、ヒトの場合には1週間前後でリンホカイン

活性化キラーリンパ球(LAK細胞)が増殖してくるが、この中にはNK細胞が多く含まれていることは良く知られている。最近、細胞表面にほとんど主要組織適合抗原クラスI(MHC-I)を発現していないヒトB細胞株721.221に放射線を照射して分裂能を失わせた状態とし、これを末梢血単核球細胞とともに5～6日間混合培養し、そこからNK細胞を精製し、さらに培養を続けてNK細胞を大量に得る方法が開発された(例えば、非特許文献1)。

- [0008] また、末梢血単核球細胞とヒトウイルス腫瘍細胞株HFWTとを混合培養する工程を含むヒトNK細胞の増殖方法(特許文献1)、及び共役リノール酸類を有効成分とする動物のナチュラルキラーリンパ球の活性を高める方法(特許文献2)等がそれぞれ開示されている。しかし、特許文献1に開示された技術は、末梢血単核球細胞とヒトウイルス腫瘍細胞株HFWTとを混合培養することによってヒトNK細胞を増殖する方法であって、in vivoで増殖させたNK細胞を採取する方法や、ナチュラルキラー活性を上昇させる因子のスクリーニングについては同文献には開示されていない。また、特許文献2は、共役リノール酸類によって高められたキラーリンパ球の脾臓での変化を追跡したものであって、in vivoで増殖させたNK細胞を採取する方法や、ナチュラルキラー活性を上昇させる因子のスクリーニングについては開示されていない。
- [0009] 現在、NK細胞の活性(ナチュラルキラー活性:NK活性)の測定方法として最も一般的なものは、ヒトK562細胞、又はマウスリンパ腫細胞Yac-1に対する細胞傷害活性を見るものであり、⁵¹Cr等で放射能ラベルしたYac-1細胞を含む細胞群を共培養し、培養上清中に放出された放射活性を測定する方法である。また、生体内でNK活性を測定する方法としては、前記と同様に放射能ラベルした腫瘍細胞を生体内に移植したり、あるいはウイルス等を動物に感染させて観察するというもので、いずれも特殊な施設や設備を必要とするものである。
- [0010] ラクトフェリンは、抗菌作用、免疫賦活作用、抗腫瘍作用等、様々な作用をもつ乳タンパク質として知られている。ラクトフェリンは乳由来の糖タンパク質であり、安全性が高く、長期連用することが可能で、それ自体は殆ど無味無臭であり、各種の食品・医薬品・飼料の添加物として、汎用性が高いタンパク質である。
- [0011] 特許文献3(特表2002-515893号)には、ヒトラクトフェリン改変体を含む組成物

を患者に投与する工程を包含する、患者においてNK細胞を刺激する方法が提案されている。しかしながら特許文献3には、実際にヒトラクトフェリン改変体がNK細胞を刺激する効果は記載されておらず、その根拠は不明であった。

- [0012] トール様受容体(トール・ライク・レセプター:Toll-like receptor、TLR)は、さまざまな細菌菌体構成成分を認識し、自然免疫における細菌の認識だけでなく、獲得免疫の活性化に重要な働きを担っているとされており、異なる病原体成分を認識し、独自の応答を引き起こす機能を有していると考えられている。現在、哺乳動物ではトール様受容体は10のファミリーメンバーからなっており、それぞれのトール様受容体が認識する病原体構成成分(リガンド)が同定されている。これら病原体構成成分であるリガンドには、脂質、糖、タンパク質、核酸等が含まれている(非特許文献2、非特許文献3)。

特許文献1:特開2001-149069号公報

特許文献2:特表2001-503430号公報

特許文献3:特表2002-515893号公報

非特許文献1:プロシーディングス・オブ・ナショナル・アカデミー・オブ・サイエンシーズ・ユーエスエー(Proc. Natl. Acad. Sci., USA)、第94巻、1997年、第13140-13145頁

非特許文献2:モレキュラー・メディシン(Molecular Medicine)、第39巻、2002年、第238-246頁

非特許文献3:モレキュラー・メディシン(Molecular Medicine)、第40巻、2003年、第186-193頁

発明の開示

発明が解決しようとする課題

- [0013] 本発明は、in vivoでNK細胞を増殖させる技術、及びNK細胞を増殖させる作用を有する物質のスクリーニング方法を提供することを課題とする。

課題を解決するための手段

- [0014] 本発明者らは、ナチュラルキラー活性を上昇させる飲食品由来の因子をスクリーニングする方法について検討していたところ、食物(乳)由来の因子であるラクトフェリン

を動物に一定期間投与し、その投与期間内の特定のタイミングでトール様受容体のリガンド(Toll-like receptor ligand)を投与したところ、該動物の腹腔内において、腹腔内細胞におけるNK細胞の割合が顕著に増加することを見出した。また、前記方法によって腹腔内にNK細胞を誘導することが可能となったことから、ナチュラルキラー活性の分析やNK細胞の採取が簡便に行えることを見出し、本発明を完成するに至った。

[0015] 前記課題を解決する本願の第一の発明は、ラクトフェリンを含む第1剤と、トール様受容体リガンドを含む第2剤からなり、かつ、前記第1剤と第2剤が別包されていることを特徴とする、動物のNK細胞の増殖剤である。本発明のNK細胞の増殖剤は、以下の1)～3)のいずれかを好ましい態様としている。

1) 前記第1剤は、ラクトフェリンの量として体重1kg当たり10～2000mg/日となるように5～10日間連日投与され、前記第2剤は、第1剤の投与終了の5～2日前に、トール様受容体リガンドの量として体重1kg当たり10～1000 μ g/日となるように投与されること。

2) ラクトフェリンを含む第1剤は経口投与され、トール様受容体リガンドを含む第2剤は腹腔内投与されること。

3) 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸(以下、「ポリIC」と記載することがある)であること。

[0016] 本願の第二の発明は、動物(ヒトを除く)にラクトフェリン及びトール様受容体リガンドを投与することを特徴とする動物におけるNK細胞の増殖方法である。本発明のNK細胞の増殖方法は、以下の4)～6)のいずれかを好ましい態様としている。

4) 体重1kg当たり10～2000mg/日となるようにラクトフェリンを5～10日間連日投与し、ラクトフェリンの投与終了の5～2日前に、体重1kg当たり10～1000 μ g/日となるようにトール様受容体リガンドを投与すること。

5) ラクトフェリンを経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与すること。

6) 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸であること。

[0017] 本願の第三の発明は、動物(ヒトを除く)にラクトフェリン及びトール様受容体リガンドを投与し、同動物からNK細胞を採取することを特徴とする、NK細胞の製造方法で

ある。本発明のNK細胞の製造方法は、以下の7)～9)のいずれかを好ましい態様としている。

7) 動物(ヒトを除く)に体重1kg当たり10～2000mg/日となるようにラクトフェリンを5～10日間連日投与し、ラクトフェリンの投与終了の5～2日前に、体重1kg当たり10～1000 μ g/日となるようにトール様受容体リガンドを投与し、同動物からナチュラルキラー細胞を採取すること。

8) ラクトフェリンを経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与し、ナチュラルキラー細胞を腹腔から採取すること。

9) 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸であること。

[0018] 本願の第四の発明は、動物の生体内でNK細胞を増殖させる作用を有する物質のスクリーニング方法であって、動物(ヒトを除く)に被検物質とトール様受容体リガンドを投与し、同動物中のNK細胞の誘導を検出することを含む方法である。本発明のスクリーニング方法は、以下の10)～13)のいずれかを好ましい態様としている。

10) 動物(ヒトを除く)に被検物質を5～10日間連日投与し、被検物質の投与終了の5～2日前にトール様受容体リガンドを投与すること。

11) 被検物質を経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与すること。

12) 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸であること。

13) 前記被検物質が飲食品又はその成分であること。

[0019] 本願の第五の発明は、動物のナチュラルキラー細胞の増殖剤の製造における、ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドの使用であって、前記ナチュラルキラー細胞の増殖剤は、ラクトフェリンを含む第1剤と、トール様受容体リガンドを含む第2剤とからなり、かつ、前記第1剤と第2剤が別包されていることを特徴とする、使用である。本発明の使用は、以下の14)～16)のいずれかを好ましい態様としている。

14) 前記第1剤は、ラクトフェリンの量として体重1kg当たり10～2000mg/日となるように5～10日間連日投与され、前記第2剤は、第1剤の投与終了の5～2日前に、トール様受容体リガンドの量として体重1kg当たり10～1000 μ g/日となるように投与されること。

15) ラクトフェリンを含む第1剤は経口投与され、トール様受容体リガンドを含む第2剤

は腹腔内投与されること。

16) 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸であること。

発明を実施するための最良の形態

[0020] 次に、本発明の好ましい実施形態について詳細に説明する。ただし、本発明は以下の好ましい実施形態に限定されず、本発明の範囲内で自由に変更することができるものである。尚、本明細書において百分率は特に断りのない限り質量による表示である。

[0021] 本発明の動物のNK細胞の増殖剤は、ラクトフェリンを含む第1剤と、トール様受容体リガンドを含む第2剤からなり、かつ、前記第1剤と第2剤が別包されているものである。

本発明に使用するラクトフェリンは、市販のラクトフェリンや、哺乳動物(例えば、ヒト、ウシ、ヤギ、ヒツジ、ウマ等)の初乳、移行乳、常乳、末期乳、又はこれらの乳の処理物である脱脂乳、ホエー等を原料とし、例えばイオン交換クロマトグラフィー等の常法により、前記原料から分離して得られるラクトフェリンを用いることができる。中でも、工業的規模で製造されている市販のラクトフェリン(例えば、森永乳業社製)を使用することが好適である。更に、遺伝子工学的手法により、微生物、動物細胞、トランスジェニック動物等で生産したラクトフェリンを使用することも可能である。また、ラクトフェリンのNK細胞の増殖作用を損わない限り、アミノ酸配列が改変され、又は修飾された改変体も、本発明のラクトフェリンに含まれる。

[0022] 本発明において、ラクトフェリン中の金属含有量は特に限定されず、ラクトフェリンを塩酸やクエン酸等により脱鉄したアポ型ラクトフェリン;該アポ型ラクトフェリンを、鉄、銅、亜鉛、マンガン等の金属でキレートさせて得られる飽和度100%の状態の金属飽和ラクトフェリン;及び100%未満の各種飽和度で金属が結合している状態の金属部分飽和ラクトフェリンからなる群から選ばれる、いずれか1種又は2種以上の混合物を用いることができる。

[0023] 本発明に用いるトール様受容体リガンドは、現在確認されているトール様受容体1～10のファミリーメンバーを認識するリガンドであればいずれであっても可能であるが、その中でも、リボ多糖、 β -グルカン、二本鎖RNA、ポリイノシン酸－ポリシチジル

酸(ポリIC)、タキソール等の抗癌剤、ディフェンシン、熱ショックタンパク質、フィブリノーゲン、ヒアルロン酸分解産物等が好ましく、本発明のNK細胞の増殖剤を投与した動物中、好ましくは腹腔内でNK細胞を誘導及び増殖させるという観点からは、特にポリICを使用することが好ましい。しかし、現在確認されていないトール様受容体リガンドであっても、ラクトフェリンとともに動物のNK細胞を増殖させることができるものであれば、本発明に用いることができる。

- [0024] 本発明のNK細胞の増殖剤において、前記ラクトフェリンとトール様受容体リガンドは、各々別包される。本発明において別包とは、ラクトフェリンとトール様受容体リガンドが、それぞれ別個に投与することができるように分離した状態にあることをいい、典型的には、ラクトフェリンとトール様受容体リガンドは別々の容器又は袋等に收容される。ラクトフェリンを含む第1剤、及びトール様受容体リガンドを含む第2剤はそれぞれ、動物に別個に投与される。
- [0025] 前記第1剤は、ラクトフェリンの量として、動物の体重1kg当たり、好ましくは10～2000mg/日、より好ましくは100～1000mg/日で投与される。投与方法は特に制限されないが、経口投与が好ましい。また、前記投与量を1日当たり1回乃至複数回に分けて、5～10日間連日投与することが好ましく、7～8日間連日投与することがより好ましい。
- [0026] 前記第2剤は、トール様受容体リガンドの量として、動物の体重1kg当たり、好ましくは10～1000 μ g/日、より好ましくは50～200 μ g/日、さらに好ましくは約100 μ g/日で投与される。第2剤は、前記の量を一回で投与することが好ましく、100 μ g/kg程度の量を1回投与することが特に好ましい。第2剤の投与方法は、特に制限されないが、腹腔内投与が好ましい。また、第2剤は、ラクトフェリン投与終了の5～2日前、好ましくは3日前に一回投与することが好ましい。
- [0027] 第1剤及び第2剤は、上記の投与方法及び投与スケジュールに適合するように調製される限り、剤型は特に制限されない。また、第1剤及び第2剤は、ラクトフェリン及びトール様受容体リガンド以外に、これらの成分の保存及び作用を害しない他の成分、例えば担体、賦形剤、pH調製剤等を含んでいてもよい。
- [0028] 本発明の動物におけるNK細胞の増殖方法は、ラクトフェリン及びトール様受容体リ

ガンドを動物に投与することを含む。ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドは、それぞれ本発明のNK細胞の増殖剤を構成する第1剤及び第2剤であってもよい。

[0029] 前記動物としては、ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドの投与によって、NK細胞が誘導され、増殖するものであれば特に制限されないが、マウス、ラット、ヤギ、ヒツジ、ウマ、ウシ等が挙げられる。

[0030] ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドの投与方法及び投与スケジュールは、前記の本発明のNK細胞の増殖剤について記載したのと同様である。ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドを投与することにより、これらを投与した動物中でNK細胞が誘導され、増殖する。特に、トール様受容体リガンドを投与した臓器又は組織で、例えば腹腔に投与した場合は腹腔内に、NK細胞が誘導される。

[0031] トール様受容体リガンドの投与の好ましいタイミングは、用いる動物で効率良くNK細胞が誘導されるように、予め予備実験することにより決定することができる。すなわち、ラクトフェリンを連日投与した動物に、ラクトフェリン投与終了予定日からの期間を変えてトール様受容体リガンドを投与し、NK細胞の誘導を比較することによって、好ましい条件を決定することができる。一旦好ましい条件が決定されれば、同種の動物を用いる場合は、この条件にしたがって投与スケジュールを設定することができる。

[0032] 増殖したNK細胞の確認は、例えば、動物の臓器又は組織、例えば腹腔から採取した細胞について、NK細胞を認識する標識抗体を用いて、抗体と反応する陽性細胞の割合を測定することによって、行うことができる。例えば、動物としてマウスを用いた場合、抗CD49b/Pan-NK cell抗体(例えば、ファーミンジェン社製)を用いて、CD49b/Pan-NK cell抗体陽性細胞の割合を測定することによって、行うことができる。その際、バックグラウンドに関連するCD16/CD32(Fc γ III/IIレセプター)を介する抗体結合を減少させるために、抗マウスCD16/CD32抗体又は抗ラットCD32抗体を用いて、これらの抗原をブロックしておくことが好ましい。なお、マウスとして、C57BL/6(strain)を使用した場合は、NK細胞を認識する抗体として、抗NK1.1抗体を用いてNK1.1陽性細胞の割合を測定することによって、行うことが好ましい。具体的には、実施例に記載したように、細胞をFITC標識NK1.1抗体を用いて染色し、フローサイトメーター(例えば、FACSTM Calibur: ペクトン・ディッキンソン

ン社製)を用いてNK1.1陽性細胞の割合を測定することができる。

- [0033] 上記のようにしてNK細胞が増殖した動物からNK細胞を採取することによって、NK細胞を製造することができる。動物からのNK細胞の採取は、予め設定した投与スケジュールに従って、NK細胞が効果的に誘導されることが予想される時点で行うことができる。尚、ラクトフェリン投与後、1日間何も投与せずに放置し、その後、増殖したNK細胞を採取してもよい。
- [0034] NK細胞の採取は常法にしたがって行うことができる。例えば、NK細胞が腹腔内に誘導された場合は、動物の腹腔内を洗浄液(例えばハンス液)で1回又は複数回洗浄し、洗浄液を集めることによって、採取することができる。NK細胞を含む洗浄液からNK細胞を精製するには、例えばセルソーターを用いる方法が挙げられる。
- [0035] 本発明の方法により得られるNK細胞は、高い細胞傷害活性を保っていることが期待される。NK細胞は、抗ウイルス活性や抗腫瘍活性を有することが知られている。したがって、本発明の方法により得られるNK細胞は、例えばヘルペスウイルスやサイトメガロウイルス等のウイルス感染症に対する細胞療法、癌患者へのLAK (limphokine activated killer) 療法に用いることができる。
- [0036] 本発明によって、トール様受容体リガンドの投与によってラクトフェリンのNK細胞増殖作用が高められることが示された。したがって、トール様受容体リガンドを用いることによって、NK細胞増殖作用を有する物質の該作用を高めることができ、NK細胞増殖作用を有する物質を感度よくスクリーニングすることができる。すなわち、動物に被検物質とトール様受容体リガンドを投与し、同動物中のNK細胞の誘導を検出することによって、NK細胞増殖作用を有する物質をスクリーニングすることができる。
- [0037] 具体的には、例えば、ラクトフェリンについて前記のようにして決定された投与スケジュールにおいて、ラクトフェリンを被検物質に置換えて被検物質及びトール様受容体リガンドを動物に投与し、動物中でNK細胞が誘導されれば、前記被検物質はNK細胞増殖作用を有すると考えられる。
- [0038] 投与方法は、本発明のNK細胞の増殖剤と同様であってよい。好ましくは、被検物質は経口投与し、トール様受容体リガンドは腹腔内投与する。また、NK細胞の誘導は、前記と同様に、例えばNK細胞を認識する標識抗体を用いて、抗体と反応する

陽性細胞の割合を測定することによって、検出することができる。こうしてNK細胞の誘導が検出された被検物質については、さらに同被検物質を単独で動物に投与し、同動物の臓器又は組織、例えば脾臓等におけるNK細胞の増殖を確認することが好ましい。

- [0039] 好ましい被検物質としては、動物の乳等の飲食品、又はそれらの飲食品中の各種成分が挙げられる。

本発明のスクリーニング法により見いだされるNK細胞増殖作用を有する物質、特に食品又はその成分は、NK細胞の増殖、又はNK細胞の増殖によって予防され得る疾患の予防を目的とする医薬もしくは健康食品又はそれらの成分として、利用することができる。

実施例

- [0040] 次に実施例を示して本発明を更に具体的に説明するが、本発明は以下の実施例に限定されるものではない。

[0041] [実施例1]

本実施例では、ラクトフェリンによるNK細胞増殖効果を検討するための試験を行った。

[0042] (1) 試験方法

7週齢のC57BL/6マウス(日本チャールスリバーより購入)45匹を、それぞれ9匹ずつ5群に分け、1週間馴化飼育し、各群にウシ・ラクトフェリン(森永乳業社製)の投与量が0(対照試料)、30、100、300、1000mg/kg体重となるように、生理食塩水(大塚製薬社製)に溶解したウシ・ラクトフェリン溶液を経口ゾンデを使用して、7日間連日投与した。投与完了後、1日間放置した後、それぞれのマウスから脾臓を採取し、脾臓細胞の懸濁液を調製した。調製した細胞懸濁液中の細胞数を1検体当たり 2×10^6 個となるように調整した。1%ウシ胎児血清を含むCell Wash(ベクトン・ディッキンソン社製)溶液(以下、「希釈バッファー」と記載する。)を用いて $1 \mu\text{g}/10 \mu\text{l}$ の濃度となるように希釈した抗マウスCD16/CD32モノクローナル抗体(Fc Block™、ベクトン・ディッキンソン社製)溶液を、1検体当たり $10 \mu\text{l}$ ずつ前記細胞懸濁液に添加し、氷上で5分間静置して、FcγIII/IIレセプターをブロックした。

[0043] その後、濃度が $1\mu\text{g}/10\mu\text{l}$ となるように希釈バッファーで調製したFITC標識抗マウスNK1. 1抗体(ファーマンジェン社製)溶液を $10\mu\text{l}$ 添加して混合し、25分間静置して、NK1. 1陽性のNK細胞を染色した。次いで希釈バッファーを $500\mu\text{l}$ 添加し、 3500rpm で5分間遠心分離する方法で細胞を洗浄し、同洗浄操作を2回繰り返した。その後、細胞にFACS™ Lysing Solution(ベクトン・ディッキンソン社製)を $500\mu\text{l}$ 添加し、室温で10分間静置して、赤血球を溶解させた。引き続き、前記洗浄方法により2回細胞を洗浄し、回収した細胞に希釈バッファー 1ml を添加して細胞懸濁液を調製した。調製した細胞懸濁液はナイロンスクリーン(フロン工業社製。製品番号:F-3100-134)で濾過してポリスチレンチューブに回収し、フローサイトメーター(FACS™ Calibur:ベクトン・ディッキンソン社製)にてNK1. 1陽性細胞の割合を測定した。

[0044] (2) 試験結果

その結果、脾臓細胞中におけるNK1. 1陽性細胞、すなわちNK細胞の割合は、ラクトフェリン投与量が $100\sim 300\text{mg}/\text{kg}$ 体重の投与群において、用量依存的に増加することが判明した。

[0045] [実施例2]

本試験では、ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドによるNK細胞増殖・誘導効果を検討する試験を行った。

[0046] (1) 試験方法

実施例1と同様に、1群9匹、計63匹のマウスを1週間馴化飼育した後、3群をラクトフェリン投与群(LF群。ラクトフェリン投与量: $300\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日)、残りの4群を対照群(生理食塩水投与)として群分けした。ここで、全7群のマウスに経口ゾンデを使用して、各試料(ラクトフェリン投与、生理食塩水投与)を7日間連日投与し、さらに1日間何も投与せず、8日目を投与完了日とする投与スケジュールを計画した。ここで、ラクトフェリン投与群3群、及び対照群のうちの3群のそれぞれについて、投与完了7日前にポリIC(POLYINOSINIC-POLYCYTIDYLIC ACID Sodium salt、製品番号:P-0913。シグマ社製)を $100\mu\text{g}$ 腹腔内に投与する群、投与完了3日前にポリICを $100\mu\text{g}$ 腹腔内に投与する群、投与完了1日前にポリICを $100\mu\text{g}$ 腹腔内に投与する群を設定し、また、対照群の残り1群はポリICの投与は行わない群として設定して、そ

れぞれ試験を行った。

[0047] 投与完了後、各群のマウスの腹腔にHank's balanced salt solution (ハanks液「ニッスイ」、日水製薬社製)を5ml注入して腹腔内を洗浄し、これを2回繰り返して洗浄液を回収して腹腔内細胞溶液を調製した。次いで、実施例1に記載された方法と同様の方法でFITC標識NK1. 1抗体(ファーマンジェン社製)を用いて、腹腔内細胞を染色し、フローサイトメーター (FACS™ Calibur: ベクトン・ディッキンソン社製)にてNK1. 1陽性細胞の割合を測定した。

[0048] (2) 試験結果

上記試験の結果を表1に示す。その結果、ラクトフェリン投与群のうち、投与完了3日前にポリICを投与した群において、腹腔内のNK細胞の割合及びNK細胞の絶対数は顕著に増加することが判明した。しかしながら、その他のラクトフェリン投与群および対照群では、腹腔内のNK細胞の割合及びNK細胞の絶対数のいずれも有意な増加は確認されなかった。尚、ラクトフェリン投与群3群において、いずれも脾臓でNK細胞の割合及びNK細胞の絶対数の増加は確認されたが、前記腹腔内で確認されたような顕著な変化は確認されなかった。

以上の結果より、上記の投与条件では、特に、ラクトフェリンを7日間連日投与し、8日目に投与を完了する投与スケジュールにおいて、投与完了3日前にポリICを投与することによって、腹腔内に特異的にNK細胞を誘導し、かつ顕著にNK細胞の割合及びNK細胞の絶対数を増加させることが可能であることが判明した。

[0049] [表1]

表 1		
ポリIC投与	NK細胞の割合 (%)	NK細胞数 ($\times 10^5$)
未投与	4. 68 \pm 0. 98	1. 58 \pm 0. 57
	3. 97 \pm 1. 84	1. 55 \pm 0. 83
投与完了7日前	LF群	3. 77 \pm 1. 89
	対照群	4. 17 \pm 1. 88
投与完了3日前	LF群	11. 28 \pm 4. 53 *
	対照群	7. 41 \pm 2. 70
投与完了1日前	LF群	4. 89 \pm 1. 33
	対照群	3. 83 \pm 1. 81
「*」は、対照群に対して、Tukey-Kramer's testを行い、有意水準 $p < 0. 05$ を表す。		

[0050] 実施例1及び実施例2の結果から、ラクトフェリンを経口投与することにより少なくとも

脾臓中でNK細胞が増殖すること、及び、さらにポリICを腹腔内投与することによりNK細胞が腹腔内に誘導されることが確認された。以上のことから、ラクトフェリンに代えて、動物の生体内でNK細胞を増殖する作用を有する他の物質を投与し、さらにポリIC等のトール様受容体リガンドを例えば腹腔内に投与した場合も、NK細胞が腹腔内に誘導されることが考えられる。このようなNK細胞増殖作用を有する物質とトール様受容体リガンドを組み合わせたNK細胞の誘導は、NK細胞増殖作用を有する物質のスクリーニングに利用することができると考えられる。

産業上の利用可能性

[0051] 本発明によって奏される主たる効果は次に示すとおりである。

- (1)ラクトフェリン、及びトール様受容体リガンド、特にポリICを投与することによってヒトを含む動物のNK細胞を特異的に誘導かつ大量に増殖させることが可能である。この場合、他の細胞群が殆ど混入しないことから、標識抗体を使用してNK細胞を調製する際に採取量や純度の向上が図られる。
- (2)高い細胞傷害活性を保った状態でNK細胞を効率的に得ることができるので、悪性腫瘍の治療等の細胞免疫療法等のための医薬として利用することが可能である。
- (3)経口投与によって、*in vivo*において、ナチュラルキラー活性(特にウイルスに対する)を上昇ないし賦活化させるような飲食品(食物)由来の因子を、放射能や特殊な施設を必要とせずにスクリーニングすることが可能である。

請求の範囲

- [1] ラクトフェリンを含む第1剤と、トール様受容体リガンドを含む第2剤からなり、かつ、前記第1剤と第2剤が別包されていることを特徴とする、動物のナチュラルキラー細胞の増殖剤。
- [2] 前記第1剤は、ラクトフェリンの量として体重1kg当たり10～2000mg／日となるように5～10日間連日投与され、前記第2剤は、第1剤の投与終了の5～2日前に、トール様受容体リガンドの量として体重1kg当たり10～1000 μ g／日となるように投与されることを特徴とする、請求項1に記載のナチュラルキラー細胞の増殖剤。
- [3] ラクトフェリンを含む第1剤は経口投与され、トール様受容体リガンドを含む第2剤は腹腔内投与されることを特徴とする、請求項1または2に記載のナチュラルキラー細胞の増殖剤。
- [4] 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸である請求項1～3のいずれか一項に記載のナチュラルキラー細胞の増殖剤。
- [5] 動物(ヒトを除く)にラクトフェリン及びトール様受容体リガンドを投与することを特徴とする動物におけるナチュラルキラー細胞の増殖方法。
- [6] 体重1kg当たり10～2000mg／日となるようにラクトフェリンを5～10日間連日投与し、ラクトフェリンの投与終了の5～2日前に、体重1kg当たり10～1000 μ g／日となるようにトール様受容体リガンドを投与することを特徴とする、請求項5に記載のナチュラルキラー細胞の増殖方法。
- [7] ラクトフェリンを経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与することを特徴とする、請求項5または6に記載のナチュラルキラー細胞の増殖方法。
- [8] 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸である請求項5～7のいずれか一項に記載のナチュラルキラー細胞の増殖方法。
- [9] 動物(ヒトを除く)にラクトフェリン及びトール様受容体リガンドを投与し、同動物からナチュラルキラー細胞を採取することを特徴とする、ナチュラルキラー細胞の製造方法。
- [10] 動物(ヒトを除く)に体重1kg当たり10～2000mg／日となるようにラクトフェリンを5～10日間連日投与し、ラクトフェリンの投与終了の5～2日前に、体重1kg当たり10

～1000 μ g/日となるようにトール様受容体リガンドを投与し、同動物からナチュラルキラー細胞を採取することを特徴とする、請求項9に記載のナチュラルキラー細胞の製造方法。

- [11] ラクトフェリンを経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与し、ナチュラルキラー細胞を腹腔から採取することを特徴とする、請求項9または10に記載のナチュラルキラー細胞の製造方法。
- [12] 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸である請求項9～11のいずれか一項に記載のナチュラルキラー細胞の製造方法。
- [13] 動物の生体内でナチュラルキラー細胞を増殖する作用を有する物質のスクリーニング方法であって、動物(ヒトを除く)に被検物質とトール様受容体リガンドを投与し、同動物中のナチュラルキラー細胞の誘導を検出することを含む方法。
- [14] 動物(ヒトを除く)に被検物質を5～10日間連日投与し、被検物質の投与終了の5～2日前にトール様受容体リガンドを投与することを特徴とする、請求項13に記載の方法。
- [15] 被検物質を経口投与し、トール様受容体リガンドを腹腔内投与することを特徴とする、請求項13または14に記載の方法。
- [16] 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸－ポリシチジル酸である請求項13～15のいずれか一項に記載の方法。
- [17] 前記被検物質が飲食品又はその成分である請求項13～16のいずれか一項に記載の方法。
- [18] 動物のナチュラルキラー細胞の増殖剤の製造における、ラクトフェリン及びトール様受容体リガンドの使用であって、前記ナチュラルキラー細胞の増殖剤は、ラクトフェリンを含む第1剤と、トール様受容体リガンドを含む第2剤とからなり、かつ、前記第1剤と第2剤が別包されていることを特徴とする、使用。
- [19] 前記第1剤は、ラクトフェリンの量として体重1kg当たり10～2000mg/日となるように5～10日間連日投与され、前記第2剤は、第1剤の投与終了の5～2日前に、トール様受容体リガンドの量として体重1kg当たり10～1000 μ g/日となるように投与されることを特徴とする、請求項18に記載の使用。

- [20] ラクトフェリンを含む第1剤は経口投与され、トール様受容体リガンドを含む第2剤は腹腔内投与されることを特徴とする、請求項18または19に記載の使用。
- [21] 前記トール様受容体リガンドがポリイノシン酸-ポリシチジル酸である請求項18～20のいずれか一項に記載の使用。

要 約 書

ラクトフェリンを投与している動物の腹腔内に、ポリイノシン酸－ポリシチジル酸等のトール様受容体リガンドを投与して、腹腔内でNK細胞を増殖させ、腹腔からNK細胞を採取することによって、NK細胞を得る。

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ BLACK BORDERS
- ☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- ☒ FADED TEXT OR DRAWING
- ☒ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
- ☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
- ☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
- ☒ GRAY SCALE DOCUMENTS
- ☒ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
- ☒ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
- ☐ OTHER: _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.